#### LUCIFERASES

Also published as: Publication number: JP9510610 (T) Publication date: 1997-10-28 WO9525798 (A1) Inventor(s): US6132983 (A) Applicant(s): RU2192467 (C2) Classification: NO319706 (B1) - international: C12N1/19; C12N1/21; C12N15/09; C12N15/53; C12N5/10; T JP2010088440 (A) C12N9/02; C12Q1/66; C12Q1/68; G01N33/50; C12R1/19 C12N1/19; C12N1/21; C12N15/09; C12N15/53; C12N5/10; C12N9/02; C12Q1/66; C12Q1/68; G01N33/50; (IPC1more >> 7): C12N1/21; C12N1/21; C12N15/09; C12N5/10; C12N9/02; C12N9/02; C12Q1/66; C12Q1/68; C12R1/19; C12R1/19; G01N33/50 - European: C12N9/02K Application number: JP19950524486T 19950322 Priority number(s): GB19940005750 19940323; GB19950001170 19950120; WO1995GB00629 19950322 Abstract not available for JP 9510610 (T) Abstract of corresponding document: WO 9525798 (A1) Proteins are provided having luciferase activity with greater heat stability than wildtype luciferases by replacing the glutamate equivalent to that at position 354 of Photinus pyralis luciferase or 356 of Luciola luciferases with an alternative amino acid, particularly lysine. DNA, vectors and cells that encode for and express the proteins are also provided as are test kits and reagents for carrying out luminescence assays using the proteins of the invention. Preferred proteins have a second replaced amino acid at a position equivalent to position 215 of Photinus pyralis luciferase or 217 of Luciola luciferases.

Data supplied from the espacenet database - Worldwide

# (11)特許出願公表番号 特表平9-510610

(43)公表日 平成9年(1997)10月28日

(51) Int.Cl. <sup>6</sup>	識別記号	庁内整理番号	FΙ				
C 1 2 N 15/09	ZNA	9282-4B	C 1 2	N 15/00		ZNAA	
1/21		9282-4B		1/21			
5/10		9359-4B		9/02			
9/02		7823-4B	C 1 2	Q 1/66			
C 1 2 Q 1/66		7823-4B		1/68		A	
		審查請求	未請求	<b>F備審查請求</b>	有	(全 45 頁)	最終頁に続く
(21)出願番号	特願平7-524486		(71)出	関人 イギリ	ス国		
(86) (22)出顧日	平成7年(1995)3	月22日		イギリ	ス国、	ハンプシヤー	・ジー・ユー・
(85) 翻訳文提出日	平成8年(1996)9	月20日		14 • 6	・デー	イ・デイ、フア・	ーンボロー、デ
(86)国際出職番号	PCT/GB95	/00629		イフェ	ンス	・イパリユエイ	シヨン・アン
(87)国際公開番号	WO95/257	98		F - 13	サーラ	チ・エージエン	シー(番地な
(87)国際公開日	平成7年(1995)9	月28日		し)			
(31)優先権主張番号	9405750.	2	(72)発	明者 ロウ,	クリ:	ストフアー・ロ	ピン
(32)優先日	1994年3月23日			イギリ	ス国、	ケンプリツジ	シャー・シー・
(33)優先権主張国	イギリス(GB)			۲	2 •	1・キユー・テ	イー、ケンプリ
(31)優先権主張番号	9501170.	6		ッシ、	テニス	ス・コート・ロ	ード、ユニバー
(32)優先日	1995年1月20日			シティ	・オ:	<b>ブ・ケンプリツ</b>	ジ(番地なし)
(33)優先権主張国	イギリス (GB)		(74)代	理人 弁理士	: ЛП	丁 義雄 (外	3名)
							最終頁に続く

# (54) 【発明の名称】 ルシフェラーゼ

#### (57) 【要約

Photinus pyralisルシフェラーゼの3 5 4位またはLuciola属ルシフェラーゼの3 5 6 位に位置するクルタミン酸と同等のグルタミン酸と代替アミノ酸、特にリシンで置換することにより、野生型ルシフェラーゼなどの大力質を提出する。本外明のクンパク質をコードし、また発現させるDNA、ペクター及び細密、並びに本発明のタンパク質を用いる発光アッセイの整点がたのが競争・リ及び振動を中となどが乗り組織をも振けする、好ましいタンパク質は、Photinus pyralisルシフェラーゼの215位またはLuciola属ルシフェラーゼの217位と同等の位置に第二の置換アミノ酸を有する。

#### 【特許請求の範囲】

- 1.ルシフェラーゼ活性を有し、かつPhotinuspyralis、Luciola mingrelica、Luciola cruciataまたはLuciola lateralis由来のルシフェラーゼに対して60%を想えるアミノ酸配列相同性を有するタンパク質であって、Photinus pyralisルシフェラーゼの残基354またはLuciola mingrelica、Luciola cruciata及びLuciola lateralisルシフェラーゼの残基356に対応するアミノ酸残基がグルタミン酸以外のアミノ酸であることを特徴とするタンパク質。
- 2. アミノ酸配列XGDDKPGAを含み、この配列中のXはグルタミン酸以外のアミノ酸残基であることを特徴とする請求項1に記載のタンパク質。
- 3.アミノ酸配列TPXGDDKPGAを含み、この配列中のXはグルタミン酸以外のアミノ酸死基であることを特徴とする請求項2に記載のタンパク質。
- 4. アミノ酸×がグリシン、プロリンまたはアスパラギン酸でないことを特徴と する請求項 1 から 3 のいずれか 1 項

#### に記載のタンパク質。

- 5. アミノ酸Xがトリプトファン、バリン、ロイシン、イソロイシン及びアスバラギンのうちのいずれかであるか、またはこれらのアミノ酸のうちのいずれかの類似体または終飾体であることを特徴とする請求項1から3のいずれか1項に記載のタンバク質。
- 6. アミノ酸Xがリシン及びアルギニンのいずれか一方であるか、またはこれらのアミノ酸の類似体または修飾体であることを特徴とする請求項1から3のいずれか1項に記載のタンパク質。
- 7. 配列番号2に示したアミノ酸配列を含み、前記配列中のXaaは請求項5または6に記載のアミノ酸またはその類似体もしくは修飾体であるタンパク質。
- 8. 請求項1から7のいずれか1項に記載のタンパク質をコードするDNA。
- 9. 配列番号1に示したヌクレオチド配列を含み、前記配列の1063~106 5位の3個の塩基Nはグルタミン酸以外のアミノ酸をコードするコドンを構成す

- ることを特徴とする請求項8に記載のDNA。
- 10.前記コドンが請求項5または6に記載のアミノ酸、

類似体または修飾体をコードすることを特徴とする請求項9に記載のDNA。

- 11.請求項1から7のいずれか1項に記載のタンパク質をコードする1 u c 遺伝子を含むベクター。
- 12. 野生型または組み換え 1 u c 遺伝子を含むベクターを、Photalis pyralisルシフェラーゼの354位のグルタミン酸またはLuciola mingrelica、Luciola cruciata b しくはLuciola la teralisルシフェラーゼの356位のグルタミン酸をコードするコドンを代替アミノ酸、該アミノ酸の類似体、または該アミノ酸の修飾体をコードするコドンに変更する部位特異的突然変異誘発によって処理することにより取得可能であることを特敵とする請求項11に記載のベクター。
- 13.代替アミノ酸が請求項5または6に記載のアミノ酸、類似体または修飾体であることを特徴とする請求項12に記載のベクター。
- 14. 内部に1 u c遺伝子が連結された、p K K 2 2 3 3 、p D R 5 4 0 及び p T 7 - 7 の中から選択されることを特徴とする請求項9 から 1 3 のいずれか 1 項に記載のペ

#### クター.

- 15. 請求項8から14のいずれか1項に記載のDNAまたはベクターを保有する、請求項1から7のいずれか1項に記載のタンパク質を発現させ得る細胞。
  16. 大腸菌、S.cerevisiaeまたは昆虫細胞であることを特徴とす
- 16.大勝菌、S.cerevisiaeまたは昆虫細胞であることを特徴とする請求項15に記載の細胞。
- 17. ATP測定によるアッセイを実施するための試験キットであって、発光試薬中に存在する請求項1から7のいずれか1項に記載のタンパク質を含むことを特徴とするキット。
- 18. 光を発生するルシフェリン及びルシフェラーゼを用いてATPを測定する アッセイ方法であって、前記光の量はATPの量に関連し、ルシフェラーゼが語

- 求項1から7のいずれか1項に記載のタンパク質であることを特徴とする方法。
- 19. アッセイを30~70℃の温度で行なうことを特徴とする請求項18に記載の方法。
- 20. アッセイを37~60℃の温度で行なうことを特徴とする請求項18に記載の方法。
- 21. アッセイを40~50℃の温度で行なうことを特徴

とする請求項18に記載の方法。

- 22. 熱安定化剤の不在下に室温で10日間貯蔵後にそのルシフェラーゼ活性を 85%以上維持しているルシフェラーゼ訓製物。
- 23. 請求項1から7のいずれか1項または請求項22に記載のルシフェラーゼ の、特異的結合試薬のためのラベルとしての使用。
- 24.請求項1から7のいずれか1項に記載のルシフェラーゼで標識した特異的 結合試薬を含むことを特徴とする試験キット。
- 25. 細胞またはDNAの同定のための、請求項8から14のいずれか1項に記載のルシフェラーゼコーディングDNAまたはベクターの使用。

#### 【発明の詳細な説明】

### ルシフェラーゼ

本発明は、ルシフェラーゼ活性を有する新規なタンパク質、及び該タンパク質 の発現をコードするDNA及びベクターに係わる。本発明は特に、30℃を越え る温度下で熱宏定性を有するルシフェラーゼを提供する。

ホタルルシフェラーゼは、ATP、Mgi\*及び酸素分子の存在下にルシフェリンの酸化を触媒し、その結果光を発生させる。この反応の量子収率は約0.88であり[DeLuca及びMcElroy(1978)並びにSeliger及びMcElroy(1978)並びにSeliger及びMcElroy(1960)参照]、上記発光特性はATPレベルを測定する発光測定(luminometric)アッセイで用いられている。

ルシフェラーゼはホタルまたはツチボタルといった昆虫の体から直接取得可能であり、あるいはまた該酵素をコードする組み換えDNA構築物を保有する微生物からの発現によって取得可能である。この酵素を取得できる、またはこの酵素をコードするDNAを得ることができる四つの重要なホタル種は、日本のゲンジボタルしuciola lata

eralis、東ヨーロッパのホタルLuciola mingrelica、 並びに北アメリカのホタル (Photinus pyralis)である。ツチ ボタルLampyris noctilucaもルシフェラーゼ供給源の一つで あり、そのルシフェラーゼのアミノ酸配列はPhotinus pyralis のものに対して84%の相同性を有する。

野生型ルシフェラーゼ及び組み換えルシフェラーゼの熱安定性は、これらのルシフェラーゼを30℃を越える、特に35℃より高い温度に曝露するとその活性がきわめて急激に失われるようなものである。このような不安定性は、上記酵素を高い周囲温度の下で使用もしくは貯蔵する場合、または加熱によって反応速度を高めなければならない場合当該酵素の欠点となる。日本ホタルのルシフェラーゼをその217位において突然変異させてトレオニン残基をイソロイシン残基によって環境すれば該ルシフェラーゼを熱失活に対して安定化できることが知られ

ている(Kajiyama及びNakano, Biochemlstry 32 , pp. 13795-13799, 1993), 上記のようにして、酵素の熱及 びpH安定性並びに比活性

が高められた。Photinus pyralis及びLuciola min grelicaの熱安定化は未だ報告されていない。

本発明者はここに、Photinus pyralis、Luciola minsrelica、Luciola lateralis及びLuciola cruciataのいずれもが保存する配列中に存在するグルタミン酸(glutamate)残基を代替アミノ酸、特にリシンまたはアルギニンで置換することによって、野生型ルシフェラーゼより高い熱安定性を有する新規なルシフェラーゼを提供する。上記グルタミン酸はPhotinus pyralisルシフェラーゼの354位に見出されるもので、前記種及び他の種のルシフェラーゼ中に見出される保存アミノ酸配列TPEGDDKPGAの3番目のアミノ酸である。

即ち、本発明はその第一の態様において、ルシフェラーゼ活性を有するタンパク質で、Photinus pyralis、Luciola mingrelica、Luciola cruciataまたはLuciola lateralisのそのようなタンパク質に対して60%

を越えるアミノ酸配列相同性を有するタンパク質を提供しこのタンパク質はPhotinus pyralisルシフェラーゼの残素354またはLuciola mingrelica、Luciola cruclata及びLuciola la lateralisルシフェラーゼの残基356に対応するアミノ酸残基がグルタミン酸以外のアミノ酸であることを特徴とする。

上記アミノ酸は天然アミノ酸であっても、また天然アミノ酸の修飾体や天然ア ミノ酸の類似体といったいわゆる非一般的アミノ酸であってもよい。グルタミン 酸以外のアミノ酸の類似体とは、タンパク質への作用において元のアミノ酸と同 等である化合物のことであると理解される。典型的な非一般的アミノ酸は、"U S and European Patentin Manuals and the Rules of Practice in Patent Cases: application disclosures containing nucleotide and/or amino acid sequences: modified and unusual amino acids で伝表れているものであ

8.

好ましくは、本発明のタンパク質はアミノ酸配列 X G D D K P G A を含み、この配列中のX はグルタミン酸以外のアミノ酸であることを特徴とする。更に好ましくは、本発明のタンパク質はアミノ酸配列 T P X G D D K P G A を含み、その際 X は熱安定性の観点から、アスパラギン酸、プロリンまたはグリシン以外の任意のアミノ酸であることが好ましい。更に好ましくは、X はトリプトファン、バリン、ロイシン、イソロイシンまたはアスパラギンであるが、リシンもしくはアルギニンまたはそのいずれかの類似体であれば最も好ましい。

上記保存TPXGDDKPA領域中1個または2個のアミノ酸が相違するルシ フェラーゼを有し得る種は幾つか存在するが、前記配列の3位のアミノ酸がグル タミン酸でないように改変されたルシフェラーゼに対応する活性タンパク質は能 て本発明により提供されることは明らかである。

本発明の好ましい態機において、本発明のタンパク質は、Luciola属ホ タルルシフェラーゼのアミノ酸217またはPhotinus pyralis ルシフェラーゼのアミノ酸215に対応する位置のアミノ酸が、ヨーロッ

パ特許出願公開第0524448号に開示されているような敵水性アミノ酸、好ましくはイソロイシン、ロイシンまたはパリンに変更されたアミノ酸を有する。このような変更を行なうと、354位の変更のみの場合よりも熱安定性が向上することが判明した。即ち、これら二つの変更は実質的に互いに独立で、しかも併用可能な効果を有する。

本発明は第三の態様において、本発明のタンパク質をコードするDNAを提供

し、また第三の聴様では、本発明のタンパク賞を発現し得るような形態を有する 、1 u c 遺伝子 (ルシフェラーゼをコードする遺伝子)を含むベクター、特にア ラスミドを提供する。上記のような形態とはベクターが本発明のタンパク質の発 現を制御し得るDNA配列を、微生物宿主細胞への導入時に前記タンパク質が、 必要であれば適当な誘導物質の添加により、必要に応じて容易に発現され得るよ うに含む形態のことである。

Photinus pyralis、Luciola mingrelica、Luciola cruciata及びLuciola lateralisのluc遺伝子はいずれも公知であり、かつ標準的な分子生物学的技術で単離可能である。Photinus pyralisの

Luc遺伝子はPromegaから、プラスミドpGEMとして市販されている。即ち、本発明のDNAの調製に用いる出発物質を得るのに好ましい方法及び供給源は、(i)天然のホタルゲノムDNAを用い、このDNAから得たLuc遺伝子を、例えばPCRを用いて増幅すること、(ii)pGEM、及び(iii))Kajiyama及びNakanoのpGLf37プラスミドである。ルシフェラーゼ活性、即ちルシフェリンを酸化させて発光を実現する活性を有するタンパク質をコードする更に別の遺伝子も、本発明のDNAを得、かつ遺伝子発現によって究極的に本発明のタンパク質を得るための出発物質の適当な供給源である

本発明のDNAを測製するべく野生型または他の種類の1uc遺伝子を操作する上で用いるのに適したベクターは、天然グルタミン酸の代替アミノ酸への改変が行なわれる一方で、DNAを内部に含み得る任意のベクターである。例えばヒドロキシルアミンなどの薬剤を用いて化学的に誘発される突然変異の場合、ベクターは特に重要でなく、突然変異誘発過程前後の遺伝子操作を容易にする適当なベクターは当業者であれば多数無起できよう。

1 u c 遺伝子を前記グルタミン酸において特異的に突然変異させることが好ま しく、即ち部位特異的突然変異誘発操作が必要となる。この操作はベクターにお いて最も容易に実施でき、当業者にも良く知られている。

野生型、及び公知の I u c 遺伝子、並びに本発明の I u c 遺伝子の発現に適したベクターには、p K K 2 2 3 - 3、p D R 5 4 0 (B o e h r i n s e r M a n n h e i m から入手可能)及びp T 7 - 7 が含まれる。先の2種は、発現がイソプロビルーチオガラクトシド(I P T G)の存在によって誘発されることを可能にするラクトースリプレッサーの制御下にtacプロモーターを有する。p T 7 - 7 はT 7 R N A ボリメラーゼプロモーターによる制御を可能にし、即ちて R N A ボリメラーゼを有する大腸歯細胞におけるきわめて高レベルの遺伝子発現の基礎となる。これらのベクターうちで、p T 7 - 7 ベクターに I u c 遺伝子を挿入した場合に発現が最高となることが判明した。

p K K 2 2 3 − 3 及び p D R 5 4 0 に挿入された 1 u c 遺伝子由来のルシフェ ラーゼの発現は野生型 N 末端配列ルシフェラーゼの発現をもたらし、一方 p T 7 − 7 に挿入さ

れた1 u c 遺伝子の発現は余分のN 末端アミノ酸M - A - R - I - Qとの融合タンパク質の合成をもたらす。1 u c 遺伝子を含有するベクター (構築物 p P W 2 0 4、p P W 1 1 6 及び p P W 3 0 4と呼称する) それぞれにおける 1 u c 遺伝子のリボソーム結合部位及び開始コドンを、実施例の表1に示す。

本発明はその第三の態様において、本発明のタンパク質を発現させ得る報題、該細胞を用いて本発明のタンパク質を製造する方法、並びに本発明のタンパク質を含む試験キット及び試薬を提供する。本発明はまた、ルシフェリン/ルシフェラーゼ試薬を用いてATPを測定する。当業者に良く知られたアッセイ方法であって、ルシフェラーゼが本発明のタンパク質であることを特徴とする方法も提供する。本発明のルシフェラーゼ調製物は30~70℃、特に37~60℃、更には40~50℃において、野生型ルシフェラーゼ及び組み換え野生型ルシフェラーゼに比較してより熱安定性である。

本発明のタンパク質の発現には、細胞自身のDNA中にか、または細胞内に導 入されたプラスミドなどのベクター中に存在するDNA配列を用いて異種タンパ ク質を発現さ 世得る任意の細胞を用い得る。このような細胞は典型的には、Saccharomyces cerevisiae細胞などの酵母細胞及び大腸歯細胞などの細歯細胞であるが、タンパク質発現という目的に適った宿主生物は当業者ならほかにも多数想起できよう。タンパク質が昆虫タンパク質であるので、昆虫細胞が好ましいともいえる。タンパク質は、天然ルシフェラーゼ及び公知の組み換えルシフェラーゼに類似の構造を有するタンパク質として発現されてもよく、または削記のようなタンパク質と、他のアミノ酸、ペプチド、タンパク質、または他の化学実体、例えば先に触れたM-A-R-I-Q配列との融合体または結合体として発現されてもよい。

或る種の卻主は特定の優先コドンを持ち、例えば細菌は場合によっては酵母と は異なるコドンを用いるので、顔記のような宿主に導入するDNAは、所与のア ミノ酸に関して当該宿主における発現をより好ましく実現する縮重コドンが得ら れるように改変すれば有利であり得ることは、当業者には明らかであろう。その ような額重DNAは当然ながら、本発明のDNAの範囲に含まれる。

大腸菌BL21(DE3)は適当な宿主の一つで、誘導

性 I a c U V 5 プロモーターの制御下にその染色体に安定に組み込まれたT7 R N A ポリメラーゼを有し、即ちこの宿主は p T 7 - 7 由来の構築物と適合性である。B L 2 1 のような大腸 自 B 株は、1 o n プロテアーゼ及び o m p T 外 膜プロテアーゼを欠く。これらの欠失は、大腸 歯における外来タンパク質の発現及び蓄積を安定化する一助となり得る。先に述べた3種の発現構築物をそれぞれ保有する大腸 南 B L 2 1 (D E 3)の租 抽出物をアッセイしたところ、最高レベルのルシフェラーゼ発現は構築物 p P W 3 O 4 を保有する 細胞において実現することが判明した(表2参照)。

本発明の突然変異タンパク質は熱安定性以外の利点も有する。Photinus属354位/Luciola属356位のアミノ酸を突然変異させると、いずれのアミノ酸または類似体でグルタミン酸を置換するかに依存してルシフェリンの酸化の際に発せられる光の波長が変化することが判明した。即ち、本発明は、特異的結合物質のラベルとして用いるルシフェラーゼ、またはそのタンパク質産

物が用いられるルシフェリン酸化の際に特定波長の光として自身の存在 (identity)を報告し返すリボーター遭

伝子も提供する。上記のような特性の獲得では、グリシン、プロリン及びアスパ ラギン酸などを用いる突然変異も利用できる。本発明のタンパク質はまた、その 然安定性が向上することから、後段に例示するように比較的高温、例えば37℃ 以上の温度の下でも対応して向上した収率で製造可能であるという利点も有する

本発明のタンパク質、DNA、ベクター及び細胞の一例を、次の非限定的実施 例、添付図面、諸表及び配列表を参照しつつ以下に詳述する。別のタンパク質、 タンパク質結合体、DNA、ベクター及び細胞、並びにこれらのうちのいずれか を包含するアッセイ及び試験キットも、ここに設明するものに照らせば当業者に は想起されよう。

## 図面の簡単な説明

図1は後述の実施例に記載する1uc遺伝子の挿入によってpKK223-3 から得たプラスミドpPW204の制限酵素地図である。

図2は後述の実施例に記載する1uc遺伝子の挿入によってpDR540から 得たプラスミドpPW116の制限酵素地図である。

図3は後述の実施例に記載する1 u c 遺伝子の挿入に

よってpT7-7から得たプラスミドpPW304の制限酵素地図である。

図4はpDR540と、Xho部位を除去したpGEM-1uc由来のBamH1/Ss t 1 断片とから得たプラスミドpPW601aの制限酵素地図である

図5は実施例に後述するように所与の温度で20分間インキュベートした組み 娘え及び野生型Photinus属ルシフェラーゼ(Sigma)の熱失活のグ ラフである。

図6は異なる温度下で増殖させた大腸菌BL21(DE3)pPW304の粗 抽出物中のルシフェラーゼ活性のグラフである。 図7はpPW304及びpPW304M-1 (グルタミン酸354がリシンで 置換されるようにコードする本発明のプラスミド)に由来するルシフェラーゼ活 性の熱失活のグラフである。

図8はSigma野生型、pPW304及びpPW304M-1組み換えルシフェラーゼの37℃での経時失活のグラフである。

図9はTaborから得たpT7-7の制限酵素地図である。

図10は野生型の354位のグルタミン酸がアラニン、バリン、ロイシン、イ ソロイシン、チロシン、フェニルアラニン、トリプトファン、グルタミン、ヒス チジン、アスパラギン、メチオニン、アルギニン、リシン、セリン、トレオニン 及びシスティンでそれぞれ置娘されたルシフェラーゼを発現する本発明のルシフ ェラーゼ発現大腸窗の粗細胞抽出物活性の、40℃のPromesa溶解緩衝液 中での熟活失を示すグラフである。

図11はE354Kリシン変更及びA215Lロイシン変更を有する精製二重 突然変異ルシフェラーゼ活性のリン酸緩衝液中47℃での熱失活を、単一突然変 異体A215L及びE354Kと比較して示すグラフである。

図12は0.02%アジドを加えたpH7.75のHEPES緩衝液中37℃ におけるリシンE354K突然変異ルシフェラーゼ、組み換え野生型ルシフェラ ーゼ及び天然ホタルルシフェラーゼの初期活性残存率(%)の経時変化を示すグ ラフである。

図13は組み換え野生型、E354K単一突然変異体及びE354K+A21 5L二重突然変異体の37℃でのルシフェラーゼ発現を、培養細胞密度の尺度と しての光学密

度の上昇をルシフェラーゼ活性に対してブロットすることによって示すグラフで ある。

図14は1%BSA及び0.02%アジドを含有するp H 7.75のH E P E S中37℃における、各10ng/m1のA215L単一突然変異、E354K 単一突然変異、A215L+E354K二重突然変異、相み頼え及びSigma 野生型ルシフェラーゼの初期活性残存率(%)の5時間にわたる経時変化を示す グラフである。

図15は1%BSA、0.02%アジド、2mM EDTA及び2mM DT Tを含有するpH7.75のHEPES中37℃における、各10ng/mlの A215L単一突然変異、E354K単一突然変異、A215L+E354K二 重突然変異、組み換え及びSigma野生型ルシフェラーゼの初期活性残存率( %)の5時間にわたる経時変化を示すグラフである。

#### 配列表:

本明細書本文の最後に添付した配列表に、次のDNA及びアミノ酸配列を示す

配列番号1には、Photinus pyralis野生型の1063~10 65位に位置するコドンを突然変異

させた、本発明のルシフェラーゼをコードするDNAのDNA配列を示す。リシンを得るには1063位の編基をAに突然変異させる。

配列番号2には、Photinus pyralis野生型のアミノ酸354 のグルタミン酸を別のアミノ酸に変更した本発明のタンパク質のアミノ酸配列を示す。

配列番号3には、実施例2においてpPW601をSDM突然変異させ、それ によって354位にグルタミン酸に替えてリシンを得るのに用いたオリゴヌクレ オチドの配列を示す。

配列番号4には、実施例5においてpPW601をSDM突然変異させ、それによって215位にロイシンを得るのに用いたオリゴヌクレオチドの配列を示す

配列番号5には、Photinus pyralis野生型のアミノ酸354 のグルタミン酸を他の任意のアミノ酸に変更し、かつアミノ酸215をロイシンに変更した本発明のタンパク質のアミノ酸配列を示す。

#### 実施例

実施例1:本発明のDNAを含むプラスミドの作製

Boehringer Mannheimbsプラスミ

ドゥKK223-3及びゥDR540を得た。pDR540はPharmaci aからも入手可能である。

マサチューセッツ州、ボストン所在のHarvard Medical School、生物化学部のStan Taborから、プラスミドpT7-7 (Molecular Biology 第日巻、16.2.1.章のCurrent protocols参照)を得たが、該プラスミドは、(図8に示されているように)pT7-5のPvuIIとClal部位の間に挿入されたT7遺伝子10タンパク質(T7 22857~22972bp)のT7 RNAポリメラーゼプロモーターの10及び翻訳開始部位を含んでいる。(5 \*\* 末端に充填後)融合タンパク質を作製するための単一制限部位は、フレーム0:EcoRI;フレーム1:Ndel、Smal、Clal;フレーム2:BamHI、Sall、HindIIIである。元のポリリンカーのSacl部位を欠失により除去し、追加のXbal部位を開始コドンの上流に設ける。

Sigma Chemical Co.からホタルルシフェラーゼ(カタログ番号 L9009の結晶懸濁液から調製)、補酵素A及びATPを得た。甲虫ルシフェリンカ

リウム塩はPromegaから得た。細胞摘出物をPromegaテクニカルブ レディン 101号に記載のように調製した。E.coli培養物の一部を細胞 溶解試薬(25mM トリスーリン酸、PH7.8、2mM DTT、2mM E DTA、10%グリセロール、1% トリトン X-100、2.5mg/ml BSA、1.25mg/ml リゾチーム)中で室温で10分間溶解し、次い でアッセイに先立ち、水上に保存した。

コロニーをナイロンフィルター (Hybond N, Amersham) に移 し、次いで該フィルターを、0.5mM ルシフェリンを含有する100mMク エン酸ナトリウム緩衝液pH5.0 (Wood & DeLuca, (1987) Anal Biochem 161 501-507ページ) に浸して、該コロニ - が発光する生物発光をモニターして、細胞系のルシフェラーゼ活性をアッセイ した。125μ1のアッセイ緩衝液(20mM トリシン、1mM MgSO<sub>4</sub>、 0.1mM EDTA、33.3mM DTT、0.27mM 補酵素A、0.4 7mM ルシフェリン、0.53mM ATP及び1~2μ1の試料)を用い、2 5℃で、in vitroルシフェラーゼアッセイを実

締した。アッセイカクテルの最終pHは7.8であり、BioOrbit 12 50ルミノメーターを用いて光測定を行った。

DNAの非特異的化学突然変異体を作製するために、Kirondeら(1989)Biochem. J. 259,421-426ページの方法に従って、0.1mMリン酸ナトリウムpH6.0中0.8M ヒドロキシルアミン、1mMEDTAを用い、65℃で2時間、1uc遺伝子を含むプラスミドを処理した。 突然変異を起こしたプラスミドをG60DNAグレードNickカラム(Pharmacia)上で観塩し、次いで、E. coli BL21(DE3)に形質転換した。

ルシフェラーゼ活性を有する粗細胞抽出物を種々の温度で20分間インキュベートし、残留活性を測定して、無失活実験を実施した。Sigmaから得た精製ルシフェラーゼを用いた実験では、失活に先立ち、酵素をPromesa溶解緩 衝液に希釈した。経時変化実験では、溶解緩衝液中50μ1の粗細胞抽出物又は Sigmaルシフェラーゼを含むエッペンドルフ管を37℃でインキュベートした。アッセイに先立ち、種々の時間に管を取り出し、米上で冷

却した。残留(又は残存)活性は初期の活性の百分率として表した。

各構築物、pPW204、pPW116及び<math>pPW304からのルシフェラーゼの相対的発現レベルは、E.coliBL21(DE3)では0.1:0.5:1.0である。LB中37℃で0D600が0.3になるまで細胞を増殖させ、次いで、LPTGにより誘発、4時間増殖を継続させた後、租抽出物を測製し、ルシフェラーゼ活性を測定した。

表1:実施例1に用いた発現構築物のリボソーム結合部位

(下線) 及び開始コドン

pPW304 AAGGAGATATACAT ATG\* CGT AGA ATT CAA ATG

pPW116 AGGAAACAGGATCCA ATG\*

pPW204 AGGAAACAGCAA ATG\*

以下のプロトコルを用い、グルタミン酸を別のアミノ酸に変換するに必要な部位特異的突然変異誘発を実施した。グルタミン酸からリシンへの突然変異は単一 AvaI制限部位内に存在し、従って該部位を破壊するので、単一のオリゴヌク レオチドを空禁空型誘発及び選択オリゴヌクレオ

チドとして用いることが可能である。

部位特異的突然変異誘発プロトコル:

選択したプラスミドをリシン用の選択/突然変異誘発オリゴヌクレオチド:5 - CATCCCCCTLGGGTGTAATCAG-3、 (下線を付したTは不適正 (ミスマッチ) 塩 基である)で変性・アニーリングする。突然変異 DN A 鎖を合成、連結し、一次 制限部位全体をA va I で消化する。

Bio-Rad Gene Pulser 2-89型を用い、網胞、この場合はE.coli BMH71-18突然変異S細胞への形質転換を実施した。収穫した細胞と、突然変異を超こしたプラスミド及び親プラスミドを含む精製混合プラスミドアールとを得、AvaIによる二次制限消化を実施して、E.coli JM109細胞に形質転換した。これらの細胞を選択特地(LB等天+50μg/m1 アンビシリン)上に置き、クローンのプニラスミドDNAを精製し、AvaI制限部位の欠損を分析してクローンのスクリーニングを行った。いずれの場合にも、Birnboim及びDoly(1979)Nucleic Acids Research 7,1513ページのアルカリ溶解法を用いてプラスミドDNAを精製した。厳密なプ

ロトコルは、Clontech Laboratories Inc(US)から

Pharmacia pDR540と、Xho部位が破壊されたpGEM-1ucからのBamHI/SstIフラグメントとから誘導されたpPW116の変異体であるpPW601aの制限地図を図4に示す。上記のように、Clontechの指示に従って、挿入された野生型Photinusの1uc遺伝子を、発現されたタンパク質のアミノ酸配列が配列番号2に示されているように354位でリシンに改変されている配列番号1(1063-1065はAAGである)に示されている配列に変換するように部位特異的突然変異誘発を実施した。実施例2:ルシフェラーゼの熱安定性

E.coliにおいて上記のように作製されたベクター中の非改変及び改変( 即ち、本発明の)luc遺伝子によって発現された種々のルシフェラーゼの熱安 定性を測定し、結果を図5~図8に示す。

50mM リン酸カリウム緩衝液 PH7.8、1mM EDTA、0.2%(w / v) BSA、1mM DTT及び10% 硫酸アンモニウム中、43.5℃で5 0 μg/m1のルシフェラーゼ活性のt<sup>1/2</sup>(半減期)の比較は、以下のような 時間で到達する残留50%活性を示す。

t 1 / 2

- S i g m a 野生型ルシフェラーゼ:約1.5分で到達
- p P W 6 0 1 (3 5 4 = グルタミン酸):約5分で到達
- p P W 6 0 1 a K (3 5 4 = リシン) : 約 3 0 分で到達

上記数値から明らかなように、354グルタミン酸をリシンで置換すると、ル シフェラーゼの熱安定性が少なくとも43.5%まで増大することがわかる。 実施例3:ルシフェラーゼの熱安定性

E. colicおいて実施例1に記載のものと類似の方法で作製したベクター中の本発明の他の354位突然変異に対応するSDM改変1<math>uc遺伝子により発 想された多くのルシフェラーゼの熱安定性を測定し、結果を図10にグラフで示す。

Promega溶解緩衝液中40℃でt<sup>1/2</sup>の比較を行い、以下のようなt<sup>1/2</sup> (分)の結果を得た:

	t 1 / 2
pPW601aK(354=9>>):	約13分で到達
pPW601aR (354=アルギニン) :	約13分で到達
pPW601aL (354=ロイシン) :	約10分で到達
pPW601aI (354=イソロイシン) :	約10分で到達
pPW601aN (354=アスパラギン) :	約10分で到達
pPW601aV (354=パリン) :	約9分で到達
pPW601aW (354=トリプトファン):	約8分で到達
pPW601aA (354=アラニン) :	約6.5分で到達
pPW601aY (354=チロシン):	約6.5分で到達
pPW601aM (354=メチオニン) :	約5.5分で到達
pPW601aF (354=フェニルアラニン)	: 約5分で到達
pPW601aH (354=ヒスチジン):	約5分で到達
pPW601aT (354=トレオニン) :	約4.5分で到達
pPW601aQ (354=グルタミン) :	約4.5分で到達
pPW601aC (354=システイン) :	約4分で到達
pPW601aS (354=セリン) :	約3.5分で到達
pPW601aE (354=グルタミン酸):	約1分で到達
pPW601aD (354=アスパラギン酸):	約1分で到達
pPW601aP (354=プロリン) :	約1分で到達
pPW601aG (354=グリシン) :	約<1分で到達

## 実施例4:37℃及び室温でのルシフェラーゼの安定性

PPW601Kリシン突然変異ルシフェラーゼ(86 n g / m l)、組換え野 生型ルシフェラーゼ(550 n g / m l)及び天然型ルシフェラーゼ(Sigma)(62.

5 ng/ml)を、1% BSA、保存剤として0.02%アジドを含むpH7

. 75日EPES緩衝液中37℃で4時間インキュベートした。 残留活性を測定 するために、Dールシフェリン基質に1ngのルシフェラーゼを加え、1分当た りの発光カウント数を記録した。

37℃で2時間、室温で10日間インキュベートした後の残留活性に関する結果を以下に示す。

37℃で2時間後:

E 3 5 4 K突然変異ルシフェラーゼ 残留活性 7 0 % 残留活性 7 0 % 残留活性 1 2 % 残留活性 1 2 % 残留活性 1 8 % 残留活性 1 8 % 残留活件 1 8 %

室温で10日後:

E 3 5 4 K 突然変異ルシフェラーゼ 残留活性 8 5 % 組換え野生型ルシフェラーゼ 残留活性 5 9 % S i g m a 天然ルシフェラーゼ 残留活性 7 1 %

実施例5:354K:215L二重突然変異体の作製及び安定性

実施例1に記載のように、pPW601a E354Kを得、これを、配列番号4のオリゴタクレオチド、5°-GAATCTGACGCAGAGAGTTCTATGCGG-3°(下線を付した塩基は突然変異を引き起こす不適正(ミスマッチ)塩基を表す)

を用いて突然変異を起こさせ、pPW601a Photinus pyralisルシフェラーゼの354リシン:215ロイシン二重突然変異体を作製した。然失活媒体として1mMEDTA、0.2%(w/v)BSA、1mMDTT及び10%破酸アンモニウムを含むpH7.8リン酸緩衝液を用い、実施例2から4に記載のようにして、実施例1に記載のものと類似の方法によりE.coli中で発現させて得られたルシフェラーゼのDNA配列決定及び熱安定性の測定によりこの突然変異体を確認した。

リン酸緩衝液中43.5℃では、32分間にわたる活性の損失は5%未満であったのに対し、47℃では、t1/2は約38分であった。50℃では、二重突然変異体は、16分間のインキュペーション後に15%の活性を保持している。この失活テストの結果を図12にグラフで示す。

実施例6:ルシフェラーゼの精製

C1、1 m M ジチオトレイトール、1. 2 m M フェニルメチルスルホニルフルオリド (P M S F) 及び1 m M E D T A を含む50 m M トリスーHCI pH 8.0 (緩衝液A)に再懸濁した。M S E soniprep 150 音波処理装置 (振幅:14 μ)中で網胞を破壊し、細胞溶解物を30,000×8で30分間遠心した。次いで、租抽出物の上清を硫酸アンモニウムで分画し、35~55% 飽和の間に沈暖した画分が、ルシフェラーゼ活性を含むことが見いだされ、緩衝液A に溶解した。

0.5 m M DTTを含む50 m M トリス-HC1 p H 8.0 (緩衝液 B) 中で平衡にしたP h a r m a c i a P D 1 0 カラムを用いて抽出物を脱塩し、脱塩抽出物をP h a r m a c i a M o n o Q アニオン交換カラムにかけ、緩衝液 B 中 0 → 5 0 0 m M の直縁勾配のN a C l を用い流達 4 m l / 分で 2 m l の両分として溶離した、ルシフェラーゼ活性のビーク両分を捕集し、長期保存するために、0.5 m M DTT及び 1 2 % ( v / v ) グリセロールを含む 2 5 m M リン酸ナトリウム緩衝液 p H 7.5 に溶解した。

実施例7:精製ルシフェラーゼの熱失活

実施例 6 に記載のように、ルシフェラーゼの無細胞抽出物を含むエッペンドルフ管を準備した。精製したルシフェラーゼ調製物 (50μ8/m1)を、10% 飽和硫酸アンモニウム、1 m M ジチオトレイトール及び0・2%ウシ血清アル ブミン (BSA)を含む50 m M リン酸カリウム緩衝液 p H 7・8 からなる熱 安定性緩衝液中でインキュペートした。アッセイに先立ち、設定時間に管を取り 出して氷/水浴中で冷却し、定量残留活性を初期活性の百分率として計算した。

42~50℃の温度範囲にわたって熱安定性緩衝液中での失活の半減期を測定

して、精製された組換え野生型及び熱安定性ルシフェラーゼのアウレニウスアロットを作成した。次いで、 $t^{1/2}$ (分)の自然対数値を1/Kに対してプロットした。等しい失活率に対して、E354K突然変異体はこの範囲の温度で熱安定性を2で上昇させるのに対し、A215L突然変異体は5で上昇させ、二重突然変異体の付加的性質を示している。

実施例8: E. coliにおいて野生型組換えルシフェラーゼに比べて増大した 突然変異ルシフェラーゼの発現

E. coli JM109細胞におけるルシフェラーゼの発現を液状培地中37℃での増殖中にモニターした。増殖中に、熱安定性突然変異体を発現する細胞は、組換え野生型酵素を発現する細胞に比べてより高い活性のルシフェラーゼを蓄積することが判明した。図13は、組換え野生型、E354K+A215L二重突然変異体及びE354Kの培養物について、600nmで増大する光学密度に対してルシフェラーゼ活性をプロッティングした瞬の上記作用をグラフで示している。単一及び二重突然変異体の熱安定性が増大すると、培養温度37℃でのルシフェラーゼの産牛が増大し得ることがわかる。

実施例9:37℃での突然変異ルシフェラーゼの安定性に対する緩衝液の作用

1% BSA及び0.02% アジドを含むHEPESpH7.75機衝液中、A215L、E354K、E354K+A215L、組換之野生型及びSismaルシフェラーゼそれぞれの10ns/m1溶液を調製し、37℃での熱安定性を、2mM EDTA及び2mM DTTを添加した同一組成物と比較した。結果を図14及び図15に示す。該結果は、A215L及びE354Kの37℃での相

対安定性が緩衝液によって変化することを示している。

実施例10:D-ルシフェリンの酸化により発光した光の波長に対するアミノ酸 蓄換の影響

D-ルシフェリンを実施例3に記載の種々の本発明ルシフェラーゼで酸化した

ときに発光した光の波長を測定し、該波長がアミノ酸の突然変異によって変化することを知見した。発光した光の波長は、維換え野生型(E354)とE354 Kとでは5nmの変化があり、E354 KとE354 Iとでは約15nmの変化があった。

野生型組換えE.coli微生物はD-ルシフェリンの存在下に黄緑色の発光 を示す。D-ルシフェリンを加えた場合の各突然変異E.coliによる発光色 は以下の通りであった:

E 3 5 4 G	黄緑色
E 3 5 4 N	黄緑色
E 3 5 4 A	緑色
E 3 5 4 V	橙赤色
E 3 5 4 M	橙赤色
E 3 5 4 F	黄緑色
E 3 5 4 L	黄色
E 3 5 4 Y	黄緑色
E 3 5 4 S	黄緑色
E 3 5 4 C	黄緑色

黄緑色 E 3 5 4 Q E 3 5 4 W 黄緑色 E 3 5 4 T 黄緑色 E 3 5 4 P 橙色 E 3 5 4 R 黄橙色 E 3 5 4 H 黄緑色 黄色 E 3 5 4 N E 3 5 4 I 赤色.

黄色

E 3 5 4 K

## 〔配列表〕

	号	

配列の長さ:1722

配列の型:核酸

鎖の数:二本鎖

トポロジー:不明

配列の種類: Genomic DNA

ハイポセティカル: NO

アンチセンス: NO

## 起源

生物名: Photinus pyralis

# 配列の特徴

特徴を表す記号:CDS

存在位置: 4..1653

## 配列

CAAATGGAAG	ACGCCAAAAA	CATAAAGAAA	GGCCCGGCGC	CATTCTATCC	TCTAGAGGAT	60
GGAACCGCTG	GAGAGCAACT	GCATAAGGCT	ATGAAGAGAT	ACGCCCTGGT	TCCTGGAACA	120
ATTOCTTTTA	CAGATGCACA	TATCGAGGTG	AACATCACGT	ACGCGGAATA	CTTCGAAATG	180
rccgrrcggr	TGGCAGAAGC	TATGAAACGA	TATGGGCTGA	ATACAAATCA	CAGAATCGTC	240
TATGCAGTG	AAAACTCTCT	TCAATTCTTT	ATGCCGGTGT	TGGGCGCGTT	ATTTATCGGA	300
TTGCAGTTG	CCCCCCCCAA	CGACATTTAT	AATGAACGTG	AATTGCTCAA	CAGTATGAAC	260

ATTTCGCAGC	CTACCGTAGT	GTTTGTTTCC	AAAAAGGGGT	TGCAAAAAAT	TTTGAACGTG	420
TAAAAAAA	TACCAATAAT	CCAGAAAATT	ATTATCATGG	ATTCTAAAAC	GGATTACCAG	480
GATTTCAGT	CGATGTACAC	GTTCGTCACA	TCTCATCTAC	CTCCCGGTTT	TAATGAATAC	540
GATTTTGTAC	CAGAGTCCTT	TGATCGTGAC	AAAACAATTG	CACTGATAAT	GAATTCCTCT	600
GOATCTACTG	GGTTACCTAA	GGGTGTGGCC	CTTCCGCATA	GAACTGCCTG	COTCAGATTC	660
TCGCATGCCA	GAGATCCTAT	TTTTGGCAAT	CAAATCATTC	CGGATACTGC	GATTTTAAGT	720
GTTGTTCCAT	TCCATCACGG	TTTTGGAATG	TTTACTACAC	TCGGATATIT	GATATGTGGA	780
TTTCGAGTCG	TCTTAATGTA	TAGATTTGAA	GAAGAGCTGT	TTTTACGATC	CCTTCAGGAT	840
TACAAAATTC	AAAGTGCGTT	GCTAGTACCA	ACCCTATTIT	CATTCTTCGC	CAAAAGCACT	900
CTGATTGACA	AATACGATTT	ATCTAATTTA	CACGAAATTG	CTTCTGGGGG	CGCACCTCTT	960
TCGAAAGAAG	TCGGGGAAGC	GGTTGCAAAA	CCCTTCCATC	TTCCAGGGAT	ACGACAAGGA	1020
TATGGGCTCA	CTGAGACTAC	ATCAGCTATT	CTGATTACAC	CCNNNGGGGA	TGATAAACCG	1080
GGCGCGGTCG	GTAAAGTTGT	TCCATTTTT	GAAGCGAAGG	TTGTGGATCT	GGATACCGGG	1140
AAAACGCTGG	GCGTTAATCA	GAGAGGCGAA	TTATGTGTCA	GAGGACCTAT	GATTATGTCC	1200
GGTTATGTAA	ACAATCCGGA	AGCGACCAAC	GCCTTGATTG	ACAAGGATGG	ATGGCTACAT	1260
TCTGGAGACA	TAGCTTACTG	GGACGAAGAC	GAACACTTCT	TCATAGTTGA	CCCCTTGAAG	1320
			GCCCCGCTG			1380
					CGCCGGTGAA	1440
					AGAGATCGTG	1500
					TOTOTTTGTG	1560
					AGAGATCCTC	1620
					CAGCGATGAC	1680
			CCTCGAGGTC			1722

配列番号: 2

配列の長さ:550

配列の型:アミノ酸

鎖の数:一本鎖

トポロジー: 不明

配列の種類:タンパク質

ハイポセティカル: NO

起源

生物名: Photinus pyralis

配列の特徴

特 徴 を 表 す 記 号 : 改 変 部 位

存在位置: 354

配列

Met Glu Asp Ala Lys Asn Ile Lys Lys Gly Pro Ala Pro Phe Tyr Pro 15

Leu Glu Asp Gly Thr Ala Gly Glu Gln Leu His Lys Ala Met Lys Arg 25

Tyr Ala Leu Val Pro Gly Thr Ile Ale Phe Thr Asp Ala His Ile Glu 46

Val Asn Ile Thr Tyr Ala Glu Tyr Phe Glu Net Ser Val Arg Leu Ala 50

Glu Ala Met Lys Arg Tyr Gly Leu Asn Thr Asn His Arg Ile Val Val 65

Tyr Asp Ala Met Lys Arg Tyr Gly Leu Asn Thr Asn His Arg Ile Val Val 65

Cys Ser Glu Asn Ser Leu Gln Phe Phe Met Pro Val Leu Gly Ala Leu 85 90 95 Phe Ile Gly Val Ala Val Ala Pro Ala Asn Asp Ile Tyr Asn Glu Arg 100 105 110

Glu Leu Leu Asn Ser Met Asn Ile Ser Gln Pro Thr Val Val Phe Val 115 120 125

Ser Lys Lys Gly Leu Gln Lys Ile Leu Asn Val Gln Lys Lys Leu Pro 130 135 140

Ile Ile Gln Lys Ile Ile Ile Met Asp Ser Lys Thr Asp Tyr Gln Gly 145 150 155 160

Phe Gln Ser Met Tyr Thr Phe Val Thr Ser His Leu Pro Pro Gly Phe 165 170 175

Asn Glu Tyr Asp Phe Val Pro Glu Ser Phe Asp Arg Asp Lys Thr Ile 180 185 190

Ala Leu Ile Met Asn Ser Ser Gly Ser Thr Gly Leu Pro Lys Gly Val 195 200 205

Ala Leu Pro His Arg Thr Ala Cys Val Arg Phe Ser His Ala Arg Asp 210 215 220

Pro Ile Phe Gly Asn Gln Ile Ile Pro Asp Thr Ala Ile Leu Ser Val 225 230 240

Val Pro Phe His His Gly Phe Gly Met Phe Thr Thr Leu Gly Tyr Leu 245 250 255

Ile Cys Gly Phe Arg Val Val Leu Met Tyr Arg Phe Glu Glu Leu 260 265 270

Phe Leu Arg Ser Leu Cln Asp Tyr Lys Ile Gln Ser Ala Leu Leu Val 275 280 285

 Pro
 Thr
 Leu
 Phe
 Ser
 Phe
 Ala
 Lys
 Ser
 Thr
 Leu
 Ile
 Asp
 Lys
 Tyr

 295
 300
 315
 310
 315
 314
 Pro
 Leu
 Ser

 305
 310
 315
 320

Lys Glu Val Gly Glu Ala Val Ala Lys Arg Phe His Leu Pro Gly Ile 325 330 335

Arg Gln Gly Tyr Gly Leu Thr Glu Thr Thr Ser Ala IIe Leu IIe Thr 340 345 350

Pro Xaa Gly Asp Asp Lys Pro Cly Ala Val Gly Lys Val Val Pro Phe 355 360 365 Phe Glu Ala Lys Val Val Asp Leu Asp Thr Gly Lys Thr Leu Gly Val 370 380

Asn Gln Arg Gly Glu Leu Cys Val Arg Gly Pro Met Ile Met Ser Gly 385 390 400

Tyr Val Asn Asn Pro Glu Ala Thr Asn Ala Leu Ile Asp Lys Asp Gly 405 410 415

Trp Leu His Ser Gly Asp Ile Ala Tyr Trp Asp Glu Asp Glu His Phe \$420\$

Phe Ile Val Asp Arg Leu Lys Ser Leu Ile Lys Tyr Lys Gly Tyr Gln 435 440 445

Val Ala Pro Ala Glu Leu Glu Ser Ile Leu Leu Gln His Pro Asn Ile 450 455 460

Phe Asp Ala Gly Val Ala Gly Leu Pro Asp Asp Asp Ala Gly Glu Leu 465

Pro Ala Ala Val Val Leu Glu His Gly Lys Thr Met Thr Glu Lys 485 490 490

Glu Ile Val Asp Tyr Val Ala Ser Gln Val Thr Thr Ala Lys Lys Leu 500 505 510

Arg Gly Gly Val Val Phe Val Asp Glu Val Pro Lys Gly Leu Thr Gly 515 525

Lys Leu Asp Ala Arg Lys Ile Arg Glu Ile Leu Ile Lys Ala Lys Lys 530 540

Gly Gly Lys Ser Lys Leu 545 550 配列番号: 3

配列の長さ:22

配列の型:核酸

鎖の数:一本鎖

トポロジー:不明

配列の種類: Genomic DNA

ハイポセティカル: NO

起源

生物名:Photinus pyralis

配列の特徴

特徴を表す記号: mics-. difference

存在位置:置换(10, "")

配列

CATCCCCCTT GGGTGTAATC AG

22

配列番号: 4

配列の長さ:27

配列の型:核酸

鎖の数:一本鎖

トポロジー: 不明

配列の種類: Genomic DNA

ハイポセティカル: NO

起源

生物名: Photinus pyralis

配列の特徴

特徴を表す記号: mics\_\_difference

存在位置:置换(16..17, "")

配列

GAATCTGACG CAGAGAGTTC TATGCGG

27

配列番号:5

配列の長さ:550

配列の型:アミノ酸

鎖の数:一本鎖

トポロジー:不明

配列の種類:タンパク質

ハイポセティカル: NO

起源

生物名: Photinus pyralis

配列の特徴

特徴を表す記号: 改変部位

存在位置: 3 5 4

配列の特徴

特徴を表す記号:改変部位

存在位置: 2 1 5

配列

Met Glu Asp Ala Lys Asn Ile Lys Lys Gly Pro Ala Pro Phe Tyr Pro 15

Leu Glu Asp Gly Thr Ala Gly Glu Gln Leu His Lys Ala Net Lys Arg 20 25

Tyr Ala Leu Val Pro Gly Thr Ile Ala Phe Thr Asp Ala Leu Ala Ile Glu 45

Val Asn Ile Thr Tyr Ala Glu Tyr Phe Glu Met Ser Val Arg Leu Ala 50

Glu Ala Met Lys Arg Tyr Gly Leu Asn Thr Asn His Arg Ile Val Val 65

Cys Ser Glu Asn Ser Leu Gln Phe Phe Met Pro Val Leu Gly Ala Leu 65

Phe Ile Gly Val Ala Val Ala Pro Ala Asn Asp Ile Tyr Asn Glu Arg 100

Glu Leu Leu Asn Ser Met Asn Ile Ser Gln Pro Thr Val Val Phe Val 115

Ser Lys Lys Gly Leu Gln Lys Ile Leu Asn Val Gln Lys Lys Leu Pro 130

Lie Ile Gln Lys Ile Ile Ile Met Asp Ser Lys Thr Asp Tyr Gln Gly 145

Phe Gln Ser Met Tyr Thr Phe Val Thr Ser His Leu Pro Pro Gly Phe 165 170 175 Asn Glu Tyr Asp Phe Val Pro Glu Ser Phe Asp Arg Asp Lys Thr Ile 180 185 190 Ala Leu Ile Met Asn Ser Ser Gly Ser Thr Gly Leu Pro Lys Gly Val Ala Leu Pro His Arg Thr Leu Cys Val Arg Phe Ser His Ala Arg Asp 210 215 220 Pro Ile Phe Gly Asn Gln Ile Ile Pro Asp Thr Ala Ile Leu Ser Val 225 230 235 240 Val Pro Phe His His Gly Phe Gly Met Phe Thr Thr Leu Gly Tyr Leu 245 250 255 Ile Cys Gly Phe Arg Val Val Leu Met Tyr Arg Phe Glu Glu Leu 260 270 Phe Leu Arg Ser Leu Gln Asp Tyr Lys Ile Gln Ser Ala Leu Leu Val 275 280 285 Pro Thr Leu Phe Ser Phe Phe Ala Lys Ser Thr Leu Ile Asp Lys Tyr 290 295 300 Asp Leu Ser Asn Leu His Glu Ile Ala Ser Gly Gly Ala Pro Leu Ser 305  $\phantom{\bigg|}310\phantom{\bigg|}315\phantom{\bigg|}315\phantom{\bigg|}$  320 Lys Glu Val Gly Glu Ala Val Ala Lys Arg Phe His Leu Pro Gly Ile 325 330 335 Arg Gln Gly Tyr Gly Leu Thr Glu Thr Thr Ser Ala Ile Leu Ile Thr 340 345 350 Pro Xaa Gly Asp Asp Lys Pro Gly Ala Val Gly Lys Val Val Pro Phe 355 360 365 Phe Glu Ala Lys Val Val Asp Leu Asp Thr Gly Lys Thr Leu Gly Val 370 380 Asn Gln Arg Gly Glu Leu Cys Val Arg Gly Pro Met Ile Met Ser Gly Tyr Val Asn Asn Pro Glu Ala Thr Asn Ala Leu Ile Asp Lys Asp Gly
410 415 Trp Leu His Ser Gly Asp Ile Ala Tyr Trp Asp Glu Asp Glu His Phe 420 425 430 Phe Ile Val Asp Arg Leu Lys Ser Leu Ile Lys Tyr Lys Gly Tyr Gln 435 440 445 Val Ala Pro Ala Glu Leu Glu Ser Ile Leu Leu Gln His Pro Asn Ile 450 455 460 Phe Asp Ala Gly Val Ala Gly Leu Pro Asp Asp Asp Ala Gly Glu Leu 465 470 480

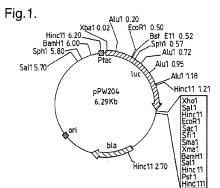
Pro Ala Ala Val Val Leu Glu His Gly Lys Thr Met Thr Glu Lys 485 490 490 495

Glu Ile Val Asp Tyr Val Ala Ser Gln Val Thr Thr Ala Lys Lys Leu 500 500 510

Arg Gly Val Val Phe Val Asp Glu Val Pro Lys Gly Leu Thr Gly 515  $\phantom{0}520$   $\phantom{0}525$   $\phantom{0}525$ 

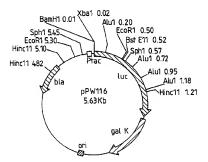
Lys Leu Asp Ala Arg Lys Ile Arg Glu Ile Leu Ile Lys Ala Lys Lys 530 540

Gly Gly Lys Ser Lys Leu 545 550 【図1】



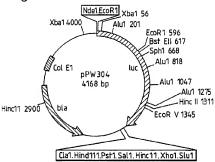
[図2]

Fig.2.



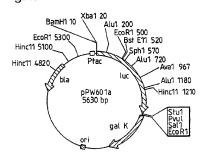
[33]

Fig.3.

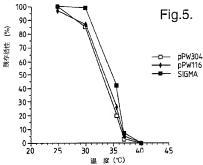


[24]

Fig.4.

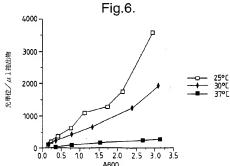


【図5】



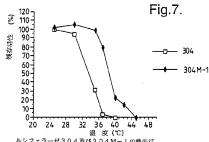
組換え及び野生型 (Sigma) ルシフエラーゼの熱失活 「方法」に述べたように酵素を20分間インキュペートした

[図6]



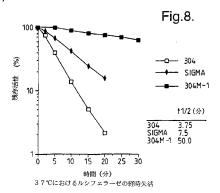
**A600** 異なる温度下で増殖させた大腸菌BL21 (DE3) pPW304の 粗抽出物中のルシフェラーゼ活性

【図7】



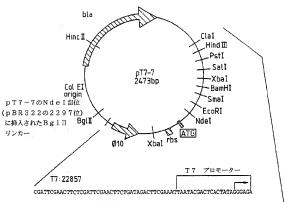
ルシフェラーゼ304及び304M-1の熱失活 「方法」に述べたように酵素を20分間インキュベートした

[38]



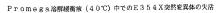
[39]

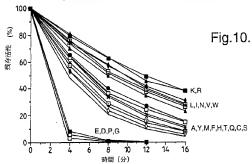




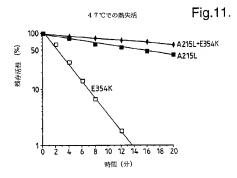
CCACAACGGTTTCCCTCTAGAAATAATTTTGTTTAACTTTAAGAAGGAGATATACAT Wet als arg ile Arg GCT AGA ATT Rbs Ndel EcoR

[210]





【图11】

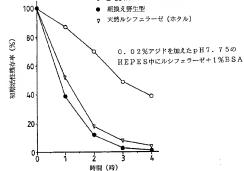


[212]

Fig.12.

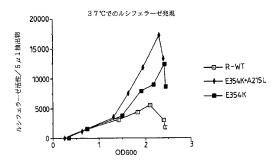


O E 354K 熱安定突然変異体



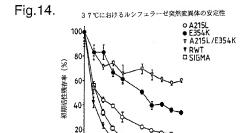
【図13】

Fig.13.



[314]

平均信号 (n=3) +/-1SD

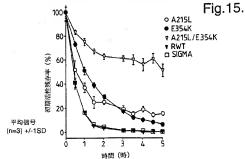


3 1%BSA及び0.02%アジドを含有するpH7.75の HEPES中に10ng/mlの酵素

時間 (時)

【図15】





1%BSA及び0.02%アジド、2mM EDTA及び2mM DTTを 含有するpH7.75のHEPES中に10ng/m1の酵素

# 【国際調査報告】

	INTERNATIONAL SEARC	u pppon	
	INTERNATIONAL SEARC	n keroki	Inter nati Application No
			PCT/GB 95/00629
ÎPC 6	G12N15/53 C12N9/02 G01N33/ C12N1/21 C12N5/10	'50 C12Q1/	6B C12N1/19
According	to International Patent Classification (IPC) or to both national class	efication and IPC	
	S SEARCHED		
IPC 6	documentation searched (dissilication system followed by dissilication C12N G01N C12Q	tion symbols)	
Documente	tion searched other than minimum documentation to the extent that	such documents are so	objects in the fields searched
Electronic	late base consulted during the international search (name of data be	use and, where practical	, search tentis used)
C DOCU	MENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT		
Category*	Citation of document, with indication, where appropriate, of the	relevan passages	Relevant to claim No.
X	EMBL Database, Accession No.: X6 Identification: CVPGEMLUC, Promega cloning vector pGEM-luc see bp 693-695	5316,	1-5, 7-13,15, 16,22
х	EP.A.O 524 448 (KIKKOMAN CORPORA January 1993 cited in the application see the whole document	TION) 27	22
Pur	her documents are histed in the continuation of hox C.	Y Paient family	members are listed in annex.
"A" docume consider to docume which custo "O" docume of the Date of the	ent which may throw doubts on priority claim(s) or is titled to establish the publication date of another in or other special reason (as specified) and referring to an oral desclosure, use, exhibition or	The later discussed in the property data a cited to understan asymptotic and the colonidary described to the colonidary described the colonidary described to the colonidary de	and dead where the underscatement filling date and the property of the control of
	nailing address of the ISA	Authorized office	
	Ferripean Patent Office, P.B. 5818 Patentiaun 2 NL - 2280 HV Reports Td. (+31-70) 340-2040, Tx. 31 651 epo nl, Fax (+31-70) 340-3016	Espen,	J

Form PCT/ISA/319 (smoons sheet) (fully 1992)

INTERNATIONAL SEARCH REPORT Inter wi Application No

	demation on patent family monitor	71		Application No
	Publication			95/00629
Patent document cited in search report	Publication date	Paterri : memb		Publication date
EP-A-0524448	27-01-93	US-A- JP-A-	5229285 5244942	20-07-93 24-09-93

#### フロントページの続き

FΙ (51) Int. Cl. 6 識別記号 庁内整理番号 C12Q 1/68 0276-2J G 0 1 N 33/50 Z GO1N 33/50 9282-4B C12N 5/00 В //(C12N 1/21 C12R 1:19) (C12N 9/02 C12R 1:19) (81)指定国 EP(AT, BE, CH, DE, DK, ES, FR, GB, GR, IE, IT, LU, M C, NL, PT, SE), OA(BF, BJ, CF, CG , CI, CM, GA, GN, ML, MR, NE, SN, TD, TG), AP(KE, MW, SD, SZ, UG), AM, AT, AU, BB, BG, BR, BY, CA, C H. CN. CZ. DE. DK. EE. ES. FI. GB , GE, HU, JP, KE, KG, KP, KR, KZ, LK, LR, LT, LU, LV, MD, MG, MN, M W, MX, NL, NO, NZ, PL, PT, RO, RU . SD. SE. SI. SK. TJ. TT. UA. US. UZ, VN (72)発明者 ホワイト、ピーター・ジョン イギリス国、ケンブリツジシャー・シー ビー・2・1・キユー・テイー、ケンブリ ツジ、テニス・コート・ロード、ユニバー シテイ・オブ・ケンブリツジ (番地なし) (72)発明者 マリイ、ジエイムズ・オーガスタス・ヘン

(72) 発明者 マリイ、ジエイムズ・オーガスタス・ヘン リー イギリス国、ケンブリツジシャー・シー ビー・2・1・キュー・テイー、ケンブリ ツジ、テニス・コート・ロード、ユニバー シテイ・オブ・ケンブリツジ(番地なし)

(72)発明者 スキレル、デイビッド・ジェイムズ イギリス国、ウイルトシヤー・エス・ビ ー・4・0・ジエイ・キュー、サリスベ リ、ボートン・ダウン、シー・ビー・デイ ー・4 - (番軸ない)